

## АНАЛИЗ РАСПРОСТРАНЕННОСТИ ФЕНОТИПОВ СИСТЕМЫ ГРУПП КРОВИ АВ0 СРЕДИ НАСЕЛЕНИЯ УКРАИНЫ

Кривда Р. Г., Котельникова В. А., Стоева М. И., Букина В. В., Андреева Г. Н., Аль-Тайави Я. А., Шпикуляк Е. А., Михайлюк Н. Н., Алейник С. И., Трикоза Ю. С., Романцова Т. И., Михайленко С. В., Медовая И. А., Тимченко И. В., Бронникова Л. А., Каплевская С. В., Маковийчук А. В.

**Резюме.** В статье приведены новые данные о распространенности различных фенотипов групп крови системы АВ0 в Украине, проанализирована динамика ее колебаний за последнее десятилетие и степень межобластных вариаций по сравнению с последним тематическим исследованием 1979 года. На основе анализа выделена наиболее распространенная в Украине группа крови системы АВ0 и показана целесообразность использования полученных статистических данных в практике судебных экспертов-иммунологов.

**Ключевые слова:** группа крови, изосерологическая система АВ0, популяция, распространенность

УДК 340.6:616-076:577.21

## АЛГОРИТМ ПРОВЕДЕННЯ СУДОВО-МЕДИЧНОЇ ЕКСПЕРТИЗИ РЕЧОВИХ ДОКАЗІВ – БІОЛОГІЧНИХ ТКАНИН, ФІКСОВАНИХ У ФОРМАЛІНІ, ЗА ДОПОМОГОЮ МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧНИХ МЕТОДІВ

©Кривда Р. Г.<sup>1</sup>, Ланцман І. В.<sup>2</sup>

<sup>1</sup>КУ «Одеське обласне бюро судово-медичної експертизи»

<sup>2</sup> Одеський національний медичний університет

**Резюме.** В роботі розглянуто питання проведення судово-медичної експертизи речових доказів – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження, а саме фіксованих біологічних тканин, відібраних від трупів у вигляді «волого архіву», «парафінових блоків» та фіксованих біологічних тканин біопсійного матеріалу у вигляді «парафінових блоків» та фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях.

**Ключові слова:** ПЛР, біологічна тканина, фіксована формаліном в «парафінових блоках», депарафінізація, геномна ДНК, судово-медична експертиза.

**ВСТУП.** Використання молекулярно-генетичних методів для дослідження гістологічних препаратів в судово-медичній експертній практиці з метою встановлення ДНК-профілю складає до 3,0 % від загальної кількості досліджених біологічних об'єктів. Необхідність в дослідженні гістологічних препаратів в експертній практиці виникає у разі відсутності будь-яких придатних для ДНК-аналізу біологічних зразків від конкретної особи. Внаслідок чого, гістологічні препарати можуть бути єдиним збереженим та придатним об'єктом дослідження.

У 95 % випадків судово-медичну експертизу гістологічних препаратів призначає суд відповідно до ухвал по цивільним справам з метою встановлення біологічного батьківства або встановлення родинних зв'язків у разі відсутності біологічних зразків від передбачуваного батька або передбачуваних родичів. Внаслідок чого, 75 % біологічних об'єктів – це аутопсійний (трупний) матеріал – біологічні тканини фіксовані розчином формаліну у вигляді «волого архіву», у вигляді «парафінових блоків», а також у вигляді фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях. Наступні 20 % об'єктів - це біопсійний матеріал, відібраний від передбачуваного батька або передбачуваних родичів, якщо особа протягом життя страждала від захворювань, при яких проводяться діагностичні біопсійні заходи. Дані біологічні об'єкти повинні бути процесуально та юридично вірно оформлені, з метою їх подальшого дослідження у якості біологічних зразків від передбачуваного батька, родичів.

У 5 % випадків судово-медичну експертизу гістологічних препаратів проводять з метою встановлення тотожності між гістологічним препаратом та біологічним зразком особи шляхом проведення порівняльного аналізу ДНК-профілю гістологічного препарату з ДНК-профілем зразка особи. Проводиться така експертиза у випадках, коли заявник – пацієнт лікувальної установи ставить під сумнів результати саме його гістологічного дослідження в клінічній практиці, яке проведене в процесі діагностики захворювань, особливо така ситуація виникає при онкологічних процесах, де має місце активне розмноження клітин пухлини. Даний вид досліджень зустрічається вкрай рідко, але він існує і може бути вирішений саме таким способом.

Також судово-медична експертиза з метою встановлення тотожності гістологічних препаратів проводиться по кримінальних справах при виникненні підозри на підміну гістологічних препаратів внаслідок суперечливих висновків судово-медичної гістологічної експертизи, наприклад, об'єктами судово-медичної експертизи можуть

бути препарати шкіри при механічній асфіксії, препарати м'яких тканин при ушкодженні тупими, гострими предметами та інше.

На базі відділення судово-медичних молекулярно-генетичних експертиз Одеського обласного бюро судово-медичної експертизи та за участю співробітників кафедри судової медицини Одеського національного медичного університету з 2012 року була розпочата наукова робота, присвячена використанню молекулярно-генетичних методів для дослідження гістологічних препаратів в судово-медичній експертній практиці з метою встановлення біологічного батьківства, ідентифікації особи та встановлення totoжності.

На сьогоднішній день основні результати цієї роботи опубліковані у вигляді трьох статей у фахових виданнях та декількох тез доповідей на науково-практичних міжнародних конференціях. Також дослідження гістологічних препаратів на сьогодні є етапом науково-дослідної роботи кафедри судової медицини ОНМедУ (УДК 340.6:616-076:577.21 № держреєстрації 0115U006636) за темою: «Оптимізація проведення судово-медичної експертизи різних біологічних об'єктів з використанням ДНК-аналізу в експертних установах МОЗ України» [1, 2, 3].

При дослідженні гістологічних препаратів у вигляді «вологого архіву» існує проблема негативного впливу фіксуєчої рідини на структуру молекули ДНК. Відповідно до літературних джерел такі фіксатори, як 10 % розчин формаліну та 4 % розчин формальдегіду є найбільш вживаними гістологічними фіксаторами, при цьому вони по різному, частіше негативно впливають на ДНК. Фіксація біологічних тканин в розчині формальдегіду негативно впливає на структуру ДНК – утворюються шифрові основи, що призводить до зменшення кількості виділеної ДНК. Під дією розчину формаліну відбувається поперечне зв'язування з гістонами і реакція з нуклеотидами, яка виражається в зміні нуклеотидних послідовностей. Необхідно враховувати фактори, які впливають на фіксацію: використання буферу, дія фіксатору, пенетрація в тканини, об'єм, температура, концентрація фіксатору, термін фіксації і проміжок від моменту відібрання біологічного матеріалу до його фіксації.

При дослідженні гістологічних препаратів у вигляді «парафінових блоків» виникає проблема вибору способу депарафінізації і методу виділення ДНК. Вибір способу депарафінізації і методу виділення ДНК залежить від устаткування лабораторії, навичок фахівців-експертів, часу, відведеного на дослідження біологічного матеріалу, кількості та якості біологічного матеріалу. Основними задачами даного етапу є ефективно видалення парафіну та очистка ДНК від білків (гістонів), жирів, вуглеводів та неорганічних домішок і осадження ДНК.

Основною проблемою дослідження «гістологічних препаратів на скельцях» є насамперед мінімальна кількість біологічного матеріалу, зумовлена тим, що з тканини роблять зріз товщиною до 10 мкм, тобто початкова кількість матеріалу знаходиться в межах зрізу, теоретично це близько 1,0 – 2,0 мг. Далі умови фіксації біологічного матеріалу та її спосіб, умови проведення етапу заливки тканини у парафін та методика фарбування.

У зв'язку з вищевикладеним, актуальним є систематизація отриманих раніше даних та розробка уніфікованого алгоритму по дослідженню біологічного матеріалу у вигляді гістологічного «вологого» архіву, «парафінових блоків» та «гістологічних препаратів на скельцях» за допомогою молекулярно-генетичних методів для підвищення теоретичного та практичного рівня використання ДНК-аналізу при проведенні судово-медичної експертизи даних об'єктів.

Досвід роботи, який ми отримали в процесі проведення вищеназваної науково-дослідної роботи, досвід вітчизняних та зарубіжних колег, дав змогу виділити напрями роботи і шляхи вирішення основних завдань, провести аналіз отриманих результатів та сформулювати відповідні науково-обґрунтовані методологічні положення проведення судово-медичної експертизи речових доказів - гістологічних препаратів.

**Мета роботи.** Розробка та впровадження в експертну практику алгоритму проведення судово-медичної експертизи речових доказів – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження, а саме: фіксованих біологічних тканин, відібраних від трупів, у вигляді «волого архіву», «парафінових блоків», фіксованих біологічних тканин біопсійного матеріалу у вигляді «парафінових блоків» та фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях для підвищення якісного рівня вирішення експертних задач з метою встановлення біологічної спорідненості та ідентифікації особи з використанням сучасної методології ДНК-аналізу.

Для досягнення поставленої мети вирішували наступні завдання:

1. Визначали вплив тривалості та температурних умов формалінової фіксації біологічних тканин на якість та кількість виділеної ДНК та можливість її використання для встановлення ДНК-профілю;

2. Визначали найбільш ефективний спосіб проведення молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин – об'єктів судово-гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» для встановлення ДНК-профілю;

3. Визначали найбільш ефективний спосіб проведення молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин – об'єктів клінічного гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» та аналогічних об'єктів у вигляді фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях.

4. Розробляли алгоритм проведення судово-медичної експертизи речових доказів – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження, а саме фіксованих біологічних тканин відібраних від трупів у вигляді «волого архіву», «парафінових блоків» та фіксованих біологічних тканин біопсійного матеріалу у вигляді «парафінових блоків» та фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях.

Структура науково-дослідної роботи складалася відповідно до поставлених завдань, які вирішували поетапно та протягом певного часу шляхом дослідження експериментальних об'єктів – об'єкти судово-медичного гістологічного і гістологічного дослідження, виготовлені з біологічних тканин трупів та живих осіб.

На першому етапі роботи визначали вплив тривалості та температурних умов формалінової фіксації біологічних тканин – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження, на якісні та кількісні характеристики виділеної ДНК та можливість її використання для встановлення ДНК-профілю з метою вирішення питання про придатність «волового» архіву в якості біологічних зразків. Показано, що оптимальний термін фіксації біологічних об'єктів в умовах кімнатної температури (22 °С) за допомогою 10 % розчину нейтрального формаліну відповідно до кількісних та якісних характеристик ДНК, виділеної із гістологічних препаратів у вигляді «волового» архіву складає 6 годин, термін фіксації при відповідних обставинах може бути подовжений до 9 годин. Фіксація біологічного матеріалу в умовах побутового холодильника при температурі 4 °С протягом 12 годин є оптимальною для отримання повного ДНК-профілю, але при відповідних обставинах може бути подовжена до 24 годин.

Таким чином, на першому етапі роботи при дослідженні експериментального матеріалу та використанні наявного обладнання і реагентів були визначені оптимальні терміни та температурні умови фіксації біологічних тканин – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження. Дані умови не відображаються на стані та характеристиках судово-медичних гістологічних об'єктів.

Внаслідок чого, за рахунок визначених умов і взаємодії судово-медичних експертів-генетиків, судово-медичних експертів загального профілю та судово-медичних експертів-гістологів, які виконують первинні експертизи із застосуванням гістологічних методів, можливим є використовувати «вологий» архів в якості біологічних зразків для дослідження за допомогою молекулярно-генетичних методів з метою встановлення біологічної спорідненості та ідентифікації особи [4].

Більш докладна інформація стосовно проведеної наукової роботи опублікована у Збірнику наукових праць співробітників НМАПО ім. П.Л. Шупика, Випуск № 29, Київ 2018 рік, С. 21-33, **«Особливості судово-медичного дослідження геномної ДНК, виділеної з біологічних тканин, фіксованих формаліном».**

На другому етапі визначали найбільш ефективний спосіб проведення молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин – об'єктів судово-гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» для встановлення ДНК-профілю. В роботі проведено аналіз загальновідомих способів депарафінізації і декількох методів виділення ДНК.

Показано, що існує залежність між способами депарафінізації біологічних тканин і методами виділення ДНК. Запропонований нами спосіб: видалення парафіну (депарафінацію) проводили зі шматочків (не зі зрізів) тканини, з використанням фізичного способу, тобто нагріванням в умовах стабілізуючого буферу (протягом 20 хв. в режимі інтенсивного ротаційного перемішування 1000-1200 об/хв. при температурі 70 °С), до складу якого входить 10 мМ Трис-НСІ, 10 мМ ЕДТА (рН 8,5 при 25 °С). Наявність у розчині Трис-НСІ забезпечує буферні властивості розчину до потрібної рН 8,5, що зупиняє активізацію хімічних реакцій окиснення і гідролізу, та дію нуклеаз, а ЕДТА хелатує іони важких металів, що запобігає ініціації свободнорадикальних процесів. Також нами запропоновано оптимізувати процес виділення ДНК, ввести двоетапну процедуру, а саме попередній етап виділення ДНК, сутність якого полягає в початковій депротейнізації та видаленні залишків формаліну, в умовах стабілізуючого буферу з додаванням протеолітичного ферменту протеїнази К, який викликає швидку денатурацію білків й інактивацію нуклеаз. Для підвищення ефективності депротейнізації (роботи ферменту) до стабілізуючого буферу додавали реагент тіовідновлювач – дітіотрейтол (ДТТ), який руйнує дисульфідні білкові зв'язки, у кінцевій концентрації до 40 мМ. Основний етап виділення ДНК проводили за допомогою комерційного спеціального набору реагентів «PrepFiler® Forensic DNA Extraction Kit» («Applied Biosystems», США).

Таким чином, на другому етапі роботи при дослідженні експериментального матеріалу та використанні наявного обладнання і реагентів нами був запропонований спосіб який дає можливість виділити достатню кількість придатної для типування ДНК за невеликий проміжок часу, що має істотне значення при обмеженні часу дослідження. Внаслідок чого, запропонований нами спосіб є оптимальним для проведення судово-медичного молекулярно-генетичного дослідження [5].

Більш докладна інформація стосовно проведеного етапу наукової роботи опублікована в статті в науковому журналі «Vinnitsia National Pyrogov Memorial Medical University» «Biomedical and Biosocial Anthropology», № 29, 2017 рік, С. 93-100, за темою: **«Особливості судово-медичного дослідження геномної ДНК, виділеної з біологічних тканин, фіксованих формаліном у вигляді «парафінових блоків».**

Третій етап роботи присвячений проведенню молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин – об'єктів клінічного гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» та аналогічних об'єктів у вигляді фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях.

**Матеріал і методи дослідження.** У якості об'єктів для експериментального дослідження були протестовані дві групи гістологічних препаратів.

Група А – гістологічні препарати біологічних тканин у вигляді «парафінових блоків», відібрані під час проведення біопсій (n = 42). Дані біологічні матеріали відбиралися у різних спеціалізованих лікувальних установах для проведення гістологічного дослідження в клінічній практиці з метою діагностики онкологічних захворювань. Матеріал відбирався відповідно від живих осіб чоловічої та жіночої статі, біологічний матеріал фахівці лікувальних установ досліджували відповідно до методики гістологічної експрес фіксації (теплим 10 % розчином формаліну протягом 15-30 хв.) не пізніше ніж через 15-30 хв. після проведення хірургічних маніпуляцій. Нами матеріал підбирався протягом 2010-2015 років, інформації стосовно віку осіб та діагнозів представлено не було. Деякий біологічний матеріал ми досліджували відповідно до заяв пацієнтів лікувальних установ у відділенні судово-медичних молекулярно-генетичних експертиз Одеського обласного бюро судово-медичної експертизи з метою встановлення тотожності, внаслідок суперечливих висновків гістологічного дослідження.

Група В – фарбовані гістологічні препарати біологічних тканин на предметних скельцях (n = 42), об'єктів групи А «парафінових блоків» з яких зробили відповідні зрізи та пофарбували.

Спосіб депарафінізації запропонований нами раніше (дивись вище): депарафінізацію проводили зі шматочків тканини (експериментальні об'єкти групи А), шляхом нагрівання в умовах стабілізуючого буферу, до складу якого входить 10 мМ Трис-НСІ, 10 мМ ЕДТА (рН 8,5 при 25 °С). Об'єкти дослідження - фіксовані тканини у вигляді «парафінових» блоків подрібнювали за допомогою стерильних скальпелів, в середньому маса наважки складала 25,0 мг, які перенесли у мікроцентрифужні пробірки типу «Еппендорф» об'ємом 1,5 мл додали 1,0 мл стабілізуючого буферу (10 мМ Трис-НСІ, 10 мМ ЕДТА (рН 8,5 при 25 °С)) та інкубували на термошейкері «Biosan TS-100» протягом 20 хв. в режимі інтенсивного ротаційного перемішування (1000-1200 об/хв.) при температурі 70 °С. Після інкубації пробірки з вмістом швидко охолоджували в умовах кімнатного холодильнику до 4 °С протягом двох хвилин. Парафін утворював твердий шар на поверхні, який видаляли за допомогою одноразових пластикових наконечників. Етап депарафінізації проводили двічі. Вміст пробірок центрифугували 14500 об/хв. протягом 1 хв., отриманий осад - шматочки тканин видаляли та просушували за допомогою стерильних серветок.

Далі проводили попередній етап виділення ДНК: висушені шматочки тканин перенесли у мікроцентрифужні пробірки типу «Еппендорф» об'ємом 1,5 мл додали 1,0 мл стабілізуючого буферу (10 мМ Трис-НСІ, 10 мМ ЕДТА (рН 8,5 при 25 °С), протеїназу К (20 мг/мл) до кінцевої концентрації 0,1 мг/мл, та дітіотрейтол (1 М) до кінцевої концентрації 40 мМ) та інкубували на термошейкері «Biosan TS-100» протягом 180 хв. в режимі інтенсивного ротаційного перемішування (1000-1200 об/хв.) при температурі 60 °С. Лізат центрифугували при 14500 об/хв. протягом 1 хв., над осадом зливали. Далі з отриманого осаду процедуру виділення ДНК з досліджуваних об'єктів проводили за допомогою комерційного спеціального набору реагентів «PrepFiler® Forensic DNA Extraction Kit» («Applied Biosystems», США) для виділення ДНК з криміналістичних зразків, за відповідним рекомендованим виробником протоколом для дослідження біологічного матеріалу.

З препаратів групи В (фарбовані гістологічні препарати біологічних тканин на предметних скельцях) механічно видаляли покривні скельця, після чого за допомогою стерильних одноразових скальпелів з предметних скелець видаляли зрізи з залишками бальзаму. Фрагменти зрізів перенесли у мікроцентрифужні пробірки типу «Еппендорф» об'ємом 1,5 мл додали 1,0 мл ксилолу, інкубували на термошейкері «Biosan TS-100» в режимі інтенсивного ротаційного перемішування (1000-1200 об/хв) при температурі 22 °С протягом 15 хв., центрифугували при 14500 об/хв протягом 1 хв., ксилол видаляли, додавали 1,0 мл етанолу 96 %, перемішували, центрифугували при 14500 об/хв протягом 1 хв., етанол видаляли, додавали 1,0 мл стабілізуючого буферу (10 мМ Трис-НСІ, 10 мМ ЕДТА (рН 8,5 при 25 °С), протеїназу К (20 мг/мл) до кінцевої концентрації 0,1 мг/мл, та дітіотрейтол (1М) до кінцевої концентрації 40 мМ) та інкубували на термошейкері «Biosan TS-100» протягом 20 хв. в режимі інтенсивного ротаційного перемішування (1000-1200 об/хв) при температурі 60 °С. Лізат центрифугували при 14500 об/хв протягом 1 хв., надосадом зливали. Після проведення попереднього етапу виділення ДНК, процедуру безпосередньої очистки та виділення ДНК з досліджуваних об'єктів проводили за допомогою комерційного спеціального набору реагентів «PrepFiler® Forensic DNA Extraction Kit» («Applied Biosystems», США).

Концентрацію виділеної геномної ДНК визначали за допомогою флюориметра Qubit 2.0 Instrument Q 32866 («Invitrogen», США) та набору реагентів Qubit® dsDNA BR, виробництва («Invitrogen», США), для кількісного визначення дволанцюгової ДНК, відповідно до інструкції, яка додається виробниками реагентів.

Виділену ДНК фракціонували методом горизонтального «підводного» електрофорезу в електрофорезній камері «Hoefer Scientific Instruments» (США). Електрофорез здійснювали протягом 1 год. при напрузі постійного струму 70 В у 1хТВЕ буфері (50 мМ Трис-Н<sub>3</sub>ВО<sub>3</sub>; 2 мМ Na<sub>3</sub>ЕДТА; рН 8,0) в 1%-му агарозному гелі з додаванням бромистого етидію до кінцевої концентрації 0,5 мкг/мл. При проведенні електрофорезу одна або кілька доріжок містили маркер молекулярної ваги pGEM® DNA Markers («Promega», США) і контрольну високомолекулярну ДНК («Promega», США) з концентрацією 10 нг/мкл. Виділену ДНК, а також контрольну високомолекулярну ДНК наносили на гель у кількості 10,0 мкл.

Типування гіперваріабельних STR-локусів ДНК геному людини проводили в мультилокусному форматі за допомогою полімеразної ланцюгової реакції (ПЛР), використовували набір реагентів для ПЛР-ампліфікації «AmpFISTR® Identifier® Plus» («Applied Biosystems», США), з використанням систем ензиматичної ампліфікації наступних локусів: локуси D8S1179, D21S11, D7S820, CSF1PO, D3S1358, TH01, D13S317, D16S539, D2S1338, D19S433, vWA, TPOX, D18S51, D5S818, FGA, Amelogenin), відповідно до інструкції, яка додається виробниками реагентів. При постановці ПЛР здійснювали негативний контроль (реакційна суміш містила всі компоненти, крім ДНК) і позитивний контроль (реакційна суміш містила ДНК із відомим набором алелів по кожному локусу). Для оцінки специфічності реакції використовували позитивний контроль (проба контрольної ДНК 9947A, яка входить до складу набору). Дослідження проводили з використанням системи «GeneAmp® PCR 2720» («Applied Biosystems», США).

Розділення та детекцію флюоресцентно мічених ампліфікованих фрагментів проводили з використанням автоматичного аналізатору ДНК «3130 Genetic Analyzer» («Applied Biosystems», США) в середовищі полімеру POP-4, довжина капілярів – 36,0 см, час прогону 45 хв. Визначення довжин ампліфікованих фрагментів та встановлення номерів алелей проводили відповідно до внутрішнього стандарту довжини GeneScan-600 LIZ Size Standard («Applied Biosystems», США) та аельного леддери, який входить до набору, за допомогою програмного комплексу «Gene Mapper ID Software Version 3.1».

Статистичний аналіз результатів дослідження проводили з використанням t-критерію Стьюдента, який визначався за допомогою комп'ютерної програми Statistica – 6. Вірогідною вважали різницю між порівнюваними групами при  $P < 0,05$ .

**РЕЗУЛЬТАТИ ДОСЛІДЖЕННЯ ТА ЇХ ОБГОВОРЕННЯ.** Результати проведеної науково-дослідної роботи по проведенню молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин об'єктів клінічного гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» та аналогічних об'єктів у вигляді фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях оцінювали відповідно до наступних критеріїв: кількісні та якісні характеристики виділеної геномної ДНК; придатність виділеної ДНК для аналізу методом ПЛР (можливість отримання продуктів ампліфікації на матриці виділеної ДНК та отримання повного генетичного профілю. Якість (автентичність) ДНК-профілів об'єктів встановлювали шляхом проведення порівняльного аналізу отриманих ДНК-профілів.

I етап. Визначали кількість ДНК (нг), виділеної із біологічних об'єктів групи А та групи В. Дані про кількість виділеної ДНК (нг) показані в таблиці 1

Таблиця 1

Кількість ДНК (нг), виділеної із біологічних об'єктів групи А і групи В

Групи об'єктів дослідження	Середнє значення, М	Мінімальне значення	Максимальне значення
Група А (n = 42)	372,0	270,0	380,0
Група В (n = 42)	36,5	24,0	42,0

Відповідно до даних, наведених у таблиці 1 впливає наступне: дані показують, що існує різниця між кількістю ДНК, виділеної із гістологічних препаратів біологічних тканин у вигляді «парафінових блоків» та пофарбованих гістологічних препаратів біологічних тканин на предметних скельцях, тобто кількість ДНК, отриманої з об'єктів групи А у 10 разів більша відносно об'єктів групи В. Даний факт пояснюється початковою кількістю досліджуваного матеріалу.

В цілому, в умовах проведеного дослідження об'єктів групи А виявилось можливим виділити ДНК в середній кількості 372,0 нг, що показує достатньо високий рівень ефективності запропонованого способу та методу виділення ДНК. При роботі з препаратами групи В кількість виділеної ДНК отримана на достатньо високому рівні, що показує придатність даних препаратів для молекулярно-генетичних досліджень.

Також, необхідно підкреслити, що об'єкти препаратів груп А і В зберігалися у вигляді парафінових блоків та пофарбованих гістологічних препаратів біологічних тканин на предметних скельцях до восьми років, при цьому кількість виділеної ДНК зберігається на достатньо високому рівні.

II етап. Результати електрофоретичного розділення ДНК, виділеної із біологічних об'єктів груп А і В, демонструють, що виділена ДНК — фрагментована та має молекулярну масу в межах від 5000 до 250 п. н., зі збереженням фракції високомолекулярних фрагментів, при візуалізації фрагментів із меншою масою (від 250 п. н. і вище), що дає змогу в подальшому успішно використовувати ДНК для ампліфікації. Висновок — спостерігається часткова деградація ДНК клітин досліджуваного матеріалу.

Якісні характеристики ДНК препаратів груп А та В, показують, що деградація ДНК клітин ущільнених в парафін спостерігається повільно протягом років. Тобто дослідження гістологічних препаратів у вигляді «парафінових блоків» так і «гістологічних препаратів на скельцях», які виготовлені з біологічних тканин,

відібраних під час біопсій може бути ефективно при використанні запропонованої методики та наявного обладнання.

III етап. Визначали придатність ДНК, виділеної із біологічних об'єктів груп А та В методом ПЛР за наступними критеріями: отримання повного ДНК-профілю при типуванні 15 гіперваріабельних STR-локусів ДНК геному людини при використанні набору реагентів для ПЛР-ампліфікації «AmpFISTR®Identifiler®Plus» («Applied Biosystems», США), отримання часткового ДНК-профілю при типуванні, враховуючи ефекти «випадіння» алелей або повну відсутність продуктів ПЛР. Дані про придатність виділеної ДНК показані в таблиці 2.

Таблиця 2

**Результати типування ДНК, виділеної із біологічних об'єктів груп А та В методом ПЛР, у відповідності до досліджених критеріїв та загальної кількості об'єктів**

Групи об'єктів дослідження	Кількість, n		
	+	±	-
Група А (n = 42)	38 об'єктів 90,0 %	3 об'єкта 7,0 %	1 об'єкт 3,0 %
Група В (n = 42)	40 об'єктів 95,0 %	1 об'єкт 2,5 %	1 об'єкт 2,5 %

*Примітка 1.* «+» - отримання повного ДНК-профілю при типуванні 15 гіперваріабельних STR-локусів;

*Примітка 2.* «±» - отримання неповного ДНК-профілю при типуванні 15 гіперваріабельних STR-локусів;

*Примітка 3.* «-» - повна відсутність продуктів ензиматичної ампліфікації

Як видно з даних, наведених у таблиці 2, повний ДНК-профіль при типуванні 15 гіперваріабельних STR-локусів був отриманий для 38 об'єктів групи А, що складає 90 % від загальної кількості об'єктів. Неповний (частковий) ДНК-профіль, тобто ДНК-профіль за 8 – 10 гіперваріабельними STR-локусами отриманий для 3 об'єктів. Повна відсутність продуктів ампліфікації спостерігалась при типуванні 1 об'єкту.

Повний ДНК-профіль об'єктів групи В, був отриманий для 40 досліджених об'єктів, що складає 95 % від загальної кількості об'єктів. Неповний ДНК-профіль та повна відсутність продуктів ампліфікації спостерігалась при типуванні 2 об'єктів, відповідно.

IV етап. Визначали якість (автентичність) ДНК-профілів досліджених об'єктів шляхом проведення порівняльного аналізу ДНК-профілів об'єктів груп А і В. Аналізуючи одержані дані встановлено, що: всі отримані повні ДНК-профілі об'єктів групи А цілком співпадають з повними ДНК-профілями відповідних об'єктів групи В, тобто було визначено повне співпадіння ДНК-профілів, що вказує на автентичність отриманих ДНК-профілів.

При проведенні порівняльного аналізу отриманих неповних ДНК-профілів об'єктів групи А та відповідних об'єктів групи В визначена відсутність алелів для гетерозиготних профілів – ефект випадіння (хибної гомозиготності).

**ВИСНОВКИ.** Таким чином, результати проведеного дослідження показали, що у якості об'єктів, придатних для проведення судово-медичної експертизи з метою встановлення біологічної спорідненості та ідентифікації особи за допомогою молекулярно-генетичних методів, можуть використовуватися гістологічні препарати біологічних тканин у вигляді «парафінових блоків» та пофарбованих гістологічних препаратів біологічних тканин на предметних скельцях, які були відібрані під час біопсій. При цьому дослідження гістологічних препаратів біологічних тканин при використанні запропонованої методики та наявного обладнання ефективно у 95 та 90 % випадків, відповідно.

Проведена науково-дослідна робота є засобом, за допомогою якого ми провели аналіз та систематизацію всього напрацьованого матеріалу. Отримані результати дослідження дозволяють запропонувати низку рекомендацій, а також алгоритм проведення судово-медичної експертизи речових доказів – об'єктів судово-медичного гістологічного дослідження, а саме: фіксованих біологічних тканин, відібраних від трупів у вигляді «волого архіву», «парафінових блоків», фіксованих біологічних тканин біопсійного матеріалу у вигляді «парафінових блоків» та фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях з використанням молекулярно-генетичних методів.

Алгоритм проведення судово-медичної експертизи:

1. Біологічний матеріал – шматочки органів та тканин, які відбираються під час проведення судово-медичної експертизи трупів, потрібно фіксувати за допомогою 10 % нейтрального (забуференого) розчину формаліну не пізніше ніж через 15 хвилин після їх відбору, термін фіксації в умовах кімнатної температури (22 0С) не повинен перевищувати 6 годин, максимальний термін фіксації – 9 годин. Фіксація біологічного матеріалу в умовах побутового холодильника при температурі 4 °С не повинна перевищувати 12 годин. При таких умовах даний біологічний матеріал – «вологий архів» можливо використовувати в якості біологічних зразків для про-

ведення судово-медичної експертизи речових доказів за допомогою молекулярно-генетичних методів з метою встановлення біологічної спорідненості та ідентифікації особи;

2. Біологічний матеріал – фіксовані тканини об'єктів судово-гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» може бути використаний в якості біологічних зразків для проведення судово-медичної експертизи речових доказів за допомогою молекулярно-генетичних методів з метою встановлення біологічної спорідненості та ідентифікації особи. Запропонований нами спосіб депарафінізації та виділення ДНК є оптимальним для проведення молекулярно-генетичного дослідження вищеназваних об'єктів.

3. Запропонований нами спосіб проведення молекулярно-генетичного дослідження фіксованих тканин об'єктів клінічного гістологічного дослідження у вигляді «парафінових блоків» та аналогічних об'єктів у вигляді фарбованих гістологічних препаратів на предметних скельцях є ефективним для встановлення ДНК-профілю вищеназваних об'єктів.

Дані рекомендації відповідають умовам проведення судово-медичного гістологічного дослідження, тобто виконуються всі завдання фіксації: припиняється аутоліз та бактеріальна атака, зберігається форма, об'єм та структура тканини, тканини готові до фарбування, при цьому препарати, завдяки запропонованим нами рекомендаціям, можливо використовувати для проведення ДНК-аналізу та отримання ДНК-профілю.

### Література

1. **Орлова О. А.** Використання гістологічних препаратів при проведенні судово-медичних молекулярно-генетичних експертиз із метою ідентифікації особи і встановлення біологічного батьківства (материнства) / О. А. Орлова, І. В. Ланцман // Сучасні теоретичні та практичні аспекти клінічної медицини : науково-практична конференція з міжнародною участю, 19 – 20 квіт. 2012 р., Одеса : тези доп. – Одеса, 2012. – С. 34.
2. **Ланцман І. В.** Судово-медичне молекулярно-генетичне дослідження мітохондріальної ДНК біопсійного матеріалу у парафінових блоках / І. В. Ланцман // Молодь - медицині майбутнього : міжнародна наукова конференція студентів та молодих вчених, 14 – 15 березня 2013 р., Одеса : тези доп. – Одеса, 2013.
3. **Кривда Р. Г., Ланцман І. В.** Дослідження геномної ДНК, виділеної із гістологічних препаратів, для проведення судово-медичних молекулярно-генетичних експертиз // Буковинський медичний вісник, Том 17, № 3 (67), ч. 1, 2013.
4. **Кривда Р. Г.** Особливості судово-медичного дослідження геномної ДНК, виділеної з біологічних тканин, фіксованих формаліном // Збірник наукових праць співробітників НМАПО ім. П.Л. Шупика, Випуск № 29, Київ 2018 рік, С. 21-33.
5. **Кривда Р. Г.** Особливості судово-медичного дослідження геномної ДНК, виділеної з біологічних тканин, фіксованих формаліном у вигляді «парафінових блоків» // Biomedical and Biosocial Anthropology, № 29, 2017 рік, С. 93-100.

## АЛГОРИТМ ПРОВЕДЕННЯ СУДЕБНО-МЕДИЦИНСКОЙ ЭКСПЕРТИЗЫ ВЕЩЕСТВЕННЫХ ДОКАЗАТЕЛЬСТВ – БИОЛОГИЧЕСКИХ ТКАНЕЙ, ФИКСИРОВАННЫХ В ФОРМАЛИНЕ, С ПОМОЩЬЮ МОЛЕКУЛЯРНО-ГЕНЕТИЧЕСКИХ МЕТОДОВ

**Кривда Р. Г., Ланцман И. В.**

**Резюме.** В работе рассмотрены вопросы проведения судебно-медицинской экспертизы вещественных доказательств - объектов судебно-медицинского гистологического исследования, а именно: фиксированных биологических тканей, отобранных от трупов в виде «влажного архива», «парафиновых блоков» и фиксированных биологических тканей биопсийного материала в виде «парафиновых блоков» и окрашенных гистологических препаратов на предметных стеклах.

**Ключевые слова:** ПЦР, биологическая ткань, фиксированная формалином в «парафиновых блоках», депарафинизация, геномная ДНК, судебно-медицинская экспертиза.

## ALGORITHM OF FORENSIC STUDY OF FORMALIN-FIXED BIOLOGICAL TISSUES USING METHODS OF MOLECULAR GENETICS

**Krivda R. G., Lantsman I.V.**

**Summary.** The following investigation is dedicated to forensic study of biological evidences represented by objects of forensic medical histology, namely formalin-fixed biological tissues, taken from corpses in the form of «wet archive» and «paraffin blocks», as well as fixed biological tissues of biopsy material in the form of «paraffin blocks» and stained histological preparations.

**Key words:** PCR, biological tissue, formalin-fixed, «paraffin blocks», dewaxing, genomic DNA, forensic study.